

## Gene Drive: Biosecurity Challenges and Risks

Mehdi Zeinoddini <sup>1\*</sup>, Zahra Mardashti <sup>1</sup>

<sup>1</sup> Department of Science and Biotechnology, Faculty of Passive Defence, Malek Ashtar University of Technology, Iran

Received: 1 July 2024 Accepted: 5 October 2024

### Abstract

With the development of gene editing technology based on CRISPR, the second revolution in biology began and hopes for treatment of incurable diseases were strengthened. But along with the positive benefits of this technology, its risks in the form of designing new biological agents were also highlighted. In this regard, genomic vandalism through DNA hacking and the use of gene drives has attracted attention. For the first time in 2018, genome editing was added to the annual list of threats posed by weapons of mass destruction and ETC, a biotechnology watch organisation, also raised concerns about gene drives or gene bombs, saying gene drives could be weaponized to target the human microbiome or major food sources. Also, Bill Gates gave explanations about the rapid spread of genetic changes in the mosquito population and their extinction by gene drive technology. Using gene editing technology, gene drives can be quickly spread among a population by insects. As a result, we should learn how to properly deal with this new technology, which can be both useful and dangerous. In this study, the challenges and risks of gene drives in terms of biosecurity and the possibility of their weaponization in the form of gene bombs are reviewed and evaluated. The present study was conducted by interpreting the information obtained from scientific articles and books and searching keywords such as Gene drive, Daisy drive, Biothreat and CRISPR on NCBI, Google, Scopus, Sciencedirect and Pubmed websites.

**Keywords:** Gene Drive, CRISPR, Biosecurity, Gene Bomb.

## درایو ژنی: چالش‌ها و مخاطرات امنیت زیستی

مه‌دی زین‌الدینی<sup>۱\*</sup>، زهرا مردثتی<sup>۱</sup>

<sup>۱</sup> پژوهشکده علوم و فناوری زیستی، مجتمع دانشگاهی پدافند غیرعامل، دانشگاه صنعتی مالک اشتر، ایران

### چکیده

با توسعه فناوری ویرایش ژنی مبتنی بر کریسپر، انقلاب دوم زیست‌شناسی آغاز گردید و امیدها جهت درمان بیماری‌های صعب‌العلاج، قوت گرفت. اما در کنار فواید مثبت این فناوری، مخاطرات آن در قالب طراحی عوامل زیستی نوپدید هم برجسته شد. در این راستا، خرابکاری ژنومی با هک DNA و استفاده از درایوهای ژنی (Gene Drive) مورد توجه قرار گرفت. برای اولین بار در سال ۲۰۱۸، ویرایش ژنوم به فهرست سالانه تهدیدات ناشی از سلاح‌های کشتار جمعی اضافه شد و یکی از سازمان‌های دیده‌بان زیست‌فناوری به نام ETC نگرانی خود را از درایوهای ژنی یا بمب‌های ژنی، مطرح کرد و اذعان داشت درایوهای ژنی می‌توانند برای هدف قرار دادن میکروبیوم انسان‌ها یا منابع اصلی غذایی، مسلح گردند. همچنین Bill Gates در مورد چگونگی گسترش سریع تغییرات ژنتیکی در جمعیت پشه‌ها و منقرض کردنشان توسط فناوری درایوژنی، توضیحاتی ارائه کرد. با استفاده از فناوری ویرایش ژن، درایوهای ژنی را میتوان به‌واسطه حشرات به سرعت در میان یک جمعیت شایع نمود. در نتیجه ما باید نحوه صحیح برخورد با این فناوری جدید که می‌تواند مفید و از طرفی دیگر تهدیدکننده باشد را بیاموزیم. در این مقاله چالش‌ها و مخاطرات درایوژنی از نظر امنیت زیستی و احتمال تسلیحاتی شدن آن‌ها به شکل بمب‌های ژنی، بررسی و ارزیابی می‌گردد. مطالعه حاضر با تفسیر اطلاعات حاصل از مقالات و کتاب‌های علمی و جستجوی کلیدواژه‌های Gene drive، Daisy drive، CRISPR و Biothreat در وبگاه‌هایی چون NCBI، Google، Scopus، Sciencedirect و Pubmed انجام شد.

**کلیدواژه‌ها:** درایو ژنی، کریسپر، امنیت زیستی، بمب ژنی.

## مقدمه

شده از فناوری کریسپر هستند، زیرا همانقدر که می‌توانند در مهار تهدیدات زیستی مانند کنترل پشه‌های ناقل بیماری و آفات کشاورزی موثر واقع شوند، قابلیت تسلیحاتی شدن، ارتقا سلاح‌های زیستی، تغییر یک گونه و اصلاح نژادی را نیز دارا می‌باشند (۲). درایوهای ژنی این پتانسیل را دارند که به سرعت در یک جمعیت شایع شوند، آن‌ها همچنین حامل آلی هستند که برای یک هدف خاص مهندسی شده و محموله ژنی خاصی را حمل می‌کند. این المنت‌های زیستی ممکن است برای سرکوب مستقیم یک جمعیت با هدف قرار دادن یکی از ژن‌های ضروری نیز مورد استفاده قرار بگیرند که این درایوهای سرکوب کننده به طور بالقوه استراتژی‌های کنترلی برای ناقلان بیماری، گونه‌های مهاجم یا آفات کشاورزی می‌باشند (۷). بیشترین استفاده از درایوهای ژنی برای سرکوب پشه‌های آنوفل ناقل مالاریا بوده است و اکثر آزمایشات جاری این حوزه روی گونه‌های مختلفی از پشه‌ها، مگس‌ها و مخمر می‌باشد. هدف‌گذاری محققین برای تحقیقات آتی متاثر ساختن پستانداران مودی از قبیل موش و برنامه‌ریزی برای بررسی عملکرد درایوهای ژنی روی انسان‌ها است (۸). تئوری دیزی درایوها به جای درایوهای ژنی معمولی محققین را قادر خواهد ساخت بتوانند تنها یک محدوده خاص و یک گونه منحصر به فرد را هدف ویرایش‌های گسترده قرار بدهند و نگران پخش شدن درایوها فراتر از مرزهای جغرافیایی نباشند. علاوه بر این، آنتی کریسپرها که قابلیت از کار انداختن کمپلکس کریسپری را در هر مرحله‌ای که باشد دارند، می‌توانند یکی از راهکارهای موثر جهت مقابله با پراکنش درایوهای ژنی باشند (۹،۶). هدف از مطالعه پیش‌رو، مروری بر کاربردهای صلح‌آمیز درایوهای ژنی، بررسی مخاطرات حاصل از آن‌ها و ارایه راهکارهای پیشگیرانه در جهت مقابله با تهدیدات حاصل از این فناوری نوین می‌باشد.

## فناوری درایوژنی و اهمیت آن

درایوهای ژنی سیستم‌های مهندسی شده‌ای هستند که عموماً از Cas9 برای برش دادن ناحیه خاصی در کروموزوم هدف استفاده می‌کنند. سلول به‌واسطه سیستم ترمیمی خودش و انجام نوترکیبی همولوگ شکست ایجاد شده را ترمیم کرده و در این مرحله درایوهای ژنی وارد ناحیه شکسته، شده و درون ژنوم ارگانیزم هدف تثبیت می‌شوند (۱۰). فناوری کریسپر سازگاری بالایی برای استفاده شدن همراه درایوهای ژنی دارد که همین امر درایوها را به بمب‌های ژنی تبدیل کرده که می‌توانند اثرات وسیع و قابل توجهی بر جوامع انسانی، حیوانی و گیاهی بگذارند. می‌توان درایوها را درون حشرات سریع تکثیر که تولیدمثل جنسی دارند، مانند پشه و مگس جاگذاری کرد، سپس با آلوده کردن یک ناحیه مثلاً با رها سازی پشه‌های اصلاح شده در یک مزرعه کشاورزی، یک جمعیت خاص را با سرعت بالایی تحت تاثیر قرار داد. این کار هم می‌تواند برای درمان‌های دسته جمعی مثلاً ریشه کن کردن مالاریا و هم برای

یکی از جدیدترین ابزارها برای ویرایش ژن، فناوری کریسپر است که از سال ۲۰۱۲ به دلیل ویژگی‌های خارق‌العاده‌ای که داشت توجه محققان را به خودش جلب کرد. ویرایش ژنوم مبتنی بر کریسپر دانشمندان را قادر می‌سازد طیف نامحدودی از تغییرات موروثی را در ژنوم جانداران ایجاد کنند. همچنین این امکان را فراهم کرده که پژوهشگران بتوانند به‌طور همزمان و با دقت بالا چندین ژن را تحت تاثیر قرار دهند. کاربردهای ویرایش ژن بسیار فراتر از برش و ترمیم یک ناحیه از DNA هدف است (۱) و می‌توان ناقل‌های پاتوژنی را ساخت که به طور اختصاصی عمل نمی‌کنند، یعنی می‌توانند تعداد قابل توجهی از افراد یک گونه یا یک جمعیت را فارغ از ویژگی‌های فیزیولوژیکی و ژنتیکی که دارند، تحت تاثیر قرار بدهند. اکثر راهکارهای دفاعی توسعه‌یافته علیه تهدیدات زیستی اختصاصی عمل می‌کنند، یعنی بر اساس ویژگی‌های یک ویروس یا یک باکتری خاص برنامه‌ریزی شده‌اند اما ویرایش ژنوم وابسته به کریسپر، می‌تواند منجر به شکل‌گیری حملاتی شود که تمام این راهکارهای دفاعی را دور زده و با پاتوژن‌های کاملاً جدید و دستکاری شده به اهدافش برسد (۲). درایوهای ژنی، المنت‌های ژنتیکی خودخواهی هستند که می‌توانند ضمن همراه شدن با ارگانیزم‌هایی که تولیدمثل جنسی دارند، افراد زیادی از یک گونه زنده را هدف قرار داده و ژنوم آن‌ها را ویرایش نمایند. توسعه این المنت‌ها برای چندین دهه ادامه داشته است اما بعد از معرفی ویرایش ژنی مبتنی بر کریسپر، سرعت تحقیقات این حوزه بالا گرفت زیرا ترکیب این دو فناوری، سهولت اعمال ویرایش‌های دلخواه در مقیاس وسیع را همراه خواهد داشت و تعداد بسیار کمی از ناقلین ویرایش شده با درایو، می‌توانند خیل عظیمی از افراد گونه هدف را دچار تغییر کنند. درایوهای ژنی مبتنی بر کریسپر در حال حاضر روی جاندارانی مانند مگس میوه، پشه و مخمر، به صورت کنترل شده داخل محیط آزمایشگاه، مورد آزمون قرار گرفته‌اند. این ارگانیزم‌ها معروف به موجودات تحت اثر درایوژنی یا به اختصار GDOها (Gene Drive Organism) می‌باشند که در حال حاضر هیچ ورود برنامه‌ریزی شده‌ای به طبیعت نداشته‌اند ولی تخمین زده می‌شود این اتفاق به زودی رخ خواهد داد (۳،۴). درایوهای ژن مبنی بر کریسپر خودپایدار کننده هستند و سرعت بالا در وراثت باعث شده که از انتخاب طبیعی پیشی بگیرند، یعنی حشرات آلوده شده با درایوها، تکثیر می‌شوند و ژن تحت اثر درایوها را به‌طور نامحدود به نسل‌های بعدی منتقل می‌کنند، این چیزی است که درایوهای ژنی که وارد ژنوم می‌شوند را بسیار قدرتمند و البته خطرناک کرده است. درایوهای ژنی برای انتقال و اثر به جاندارانی وابسته هستند که تولیدمثل جنسی داشته و ترجیحاً چرخه زادوولدشان کوتاه باشد، آن‌ها می‌توانند هم ارگانیزم حامل خود و هم جاندارانی که در نهایت به آن وارد می‌شوند را هدف قرار دهند (۵-۸).

درایوهای ژنی یکی از چالش برانگیزترین مکانیزم‌های مشتق

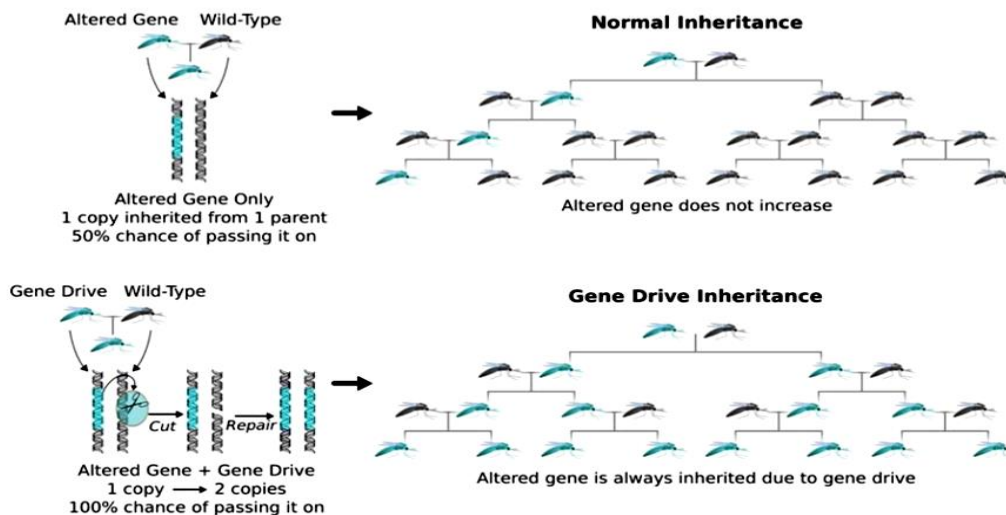
آسیب رساندن به یک گونه خاص، پیاده سازی شود (۶). علاوه بر cas9 که عموم آزمایشات درایوژنی با آن راه‌اندازی شده‌اند، cas12a نیز ثابت کرده می‌تواند ویرایش‌های دلخواهی را همراه درایوها اعمال نماید و نسل جدید درایوهای ژنی را پایه گذاری کند. مزیت cas12a این است که نسبت به دما حساسیت دارد و با بالا و پایین کردن دما می‌توان درایوژنی مورد نظر را فعال یا غیرفعال نمود. همچنین می‌توان یک درایوژنی واحد را با هر دو آنزیم cas9 و cas12a تجهیز کرد تا دو ویرایش مختلف توسط یک درایو به طور همزمان اعمال گردد (۱۱). درایوهای ژنی را می‌توان به چهار دسته تقسیم کرد: ۱) درایوهای ژنی خود محدودکننده که برای اثربخش بودن آن‌ها، باید مکرراً جاندار مهندسی شده را درون یک جمعیت وحشی رهاسازی کرد، به عبارتی در این نوع از درایوها نوعی محدودیت وجود دارد که مثلاً بعد از ۴۰ نسل، فعالیت درایو متوقف شده و گونه تحت اثر به حالت وحشی خود برمی‌گردد. لذا طبیعی است در صورت تمایل برای ادامه‌دار شدن تغییرات مد نظر، مجدداً باید حشره حاوی درایو را درون جمعیت هدف، رهاسازی کرد، ۲) درایوهای ژنی جهانی که با یکبار رهاسازی جاندار تغییر ژنتیکی یافته، می‌توانند اثر خود را بر جمعیت هدف بگذارند، این درایوهای ژنی برای غیرفعال شدن در نسل خاصی برنامه‌ریزی نشده‌اند و اثر آن‌ها همیشگی خواهد بود، ۳) درایوهای ژنی که باعث سرکوب بیان ژنی خاص، صفتی خاص و به طبع جمعیت خاصی می‌شوند و گاهی انقراض گونه هدف را در پی دارند و ۴) درایوهای ژنی که صرفاً منجر به جایگزینی ژن مهندسی شده با نوع وحشی آن می‌گردند (۱۴-۱۲).

درایوهای ژنی به همراه اندونوکلینازهایی که به طور اختصاصی مکان خاصی را برش می‌دهند، برای گسترش صفات در یک جمعیت، اولین بار بیش از یک دهه پیش مطرح شدند و ژن‌های اندونوکلیناز خانه‌ای یا HEGs (Homing Endonuclease Genes) نام گرفتند. پروتئین‌های کدگذاری شده همراه HEGها می‌توانند توالی ۱۵ تا ۳۰ جفت بازی DNA را تشخیص داده و بشکنند. شکست دو رشته‌ای ناشی از برش، اغلب با استفاده از کروموزوم همولوگ به عنوان یک الگو، ترمیم می‌شود و به طور موثر یک صفت هتروزیگوت به یک هموزیگوت تبدیل می‌گردد. از طریق این مکانیسم، HEGها می‌توانند به سرعت در یک جمعیت گسترش یابند. گفتنی است علاوه بر سیستم کریسپری، هر نوکلئاز دیگری به همراه یک توالی شناسایی کننده که به اندازه کافی طولانی باشد و بتوان آن را طوری طراحی کرد که یک مکان ژنومی خاص را شناسایی کرده و وارد آنجا بشود، می‌تواند به عنوان یک درایوژنی عمل کند. اما درایوهای مبتنی بر کریسپر نوید یک مکانیسم انعطاف پذیرتر را برای اصلاح و سرکوب جمعیت می‌دهند. این سازه‌ها با بریدن یک آلل وحشی در مکان هدف کار می‌کنند. با این همه گسترش درایوهای ژنی مبتنی بر کریسپر گاهی این ایراد را دارند که حین ترمیم انتهایی شکاف ایجاد شده توسط Cas9، با

تشکیل آلل‌های مقاومتی خنثی می‌شوند (۷).

درایوهای ژنی هدایت شونده با RNA، یک کاست DNA کدکننده Cas9 و RNA راهنما (sgRNA) که توسط توالی‌های مکمل به ناحیه هدف متصل می‌شود را وارد سلول‌های زایا می‌کنند. کپی شدن سازه در آلل هدف، منجر به تداوم بیان Cas9 و sgRNA و کپی شدن سازه در آلل‌های دیگر می‌شود. به این ترتیب، تبدیل مکرر هتروزیگوت‌ها به هموزیگوت‌ها باعث می‌شود هموزیگوت‌ها و درایوهای ژن در میان جمعیت گسترش یابند (۱۶-۱۲). اخیراً، یک درایوژنی مبتنی بر کریسپر با ترکیب یک پروموتور بهبود یافته برای سرکوب جمعیت کوچکی از پشه‌های آنوفل، با موفقیت مورد آزمایش قرار گرفت (شکل ۱). با این حال مدل‌سازی محاسباتی نشان داده است که سیستم‌های درایوژنی برای سرکوب جمعیت ممکن است همچنان با موانع تکاملی و اکولوژیکی مواجه شوند (۷). انجام ویرایش ژن به واسطه فناوری کریسپر، به دلیل محدودیت قوانین وراثتی مندلی، در برخی از جانداران به کندی صورت می‌گیرد اما ترکیب این فناوری با درایوژنی که امکان تغییر یک جمعیت مانند گونه خاصی از پشه‌ها را به طور کامل دارد، می‌تواند سرعت ویرایش ژن را تا حد قابل قبولی افزایش دهد. به‌کارگیری کریسپر همراه درایوژنی می‌تواند اختصاصیت ویرایش ژنوم توسط آن‌ها را نیز افزایش دهد و یک تغییر منحصر به فرد را درون جمعیت هدف، دقیقاً در همان ناحیه‌ای از ژنوم که برای برنامه‌ریزی شده پیاده کند. البته مشاهده اثربخش بودن یا نبودن ویرایش انجام شده توسط کریسپر و درایوژنی در جمعیت جاندارانی مانند انسان که بازه تولیدمثلی طولانی دارند ممکن است ده‌ها و گاهی صدها سال طول بکشد، همین دوره طولانی مدت ممکن است گاهی اثرات مهندسی ژنتیک انجام شده را از بین برده و باعث عدم موفقیت درایوها بشود (۱۷).

درایوها توانایی رقم زدن اتفاقات و حوادث در مقیاس وسیع را دارند و می‌توانند یک بیماری برنامه‌ریزی شده را به طوری که قابل ارث باشد، درون یک جمعیت شایع کنند و یک اصلاح ژنتیکی هدفمند را در جمعیت مشخصی اعمال نمایند. در تولیدمثل جنسی، هر فرزند یک کروموزوم را از والد نر و یک کروموزوم را از والد ماده دریافت می‌کند. در صورت مهندسی کردن کروموزوم یکی از والدین و توسعه درایوژنی در ژنوم آن، نسل بعدی یک کروموزوم طبیعی و یک کروموزوم مهندسی شده را ارث خواهد بود. کروموزوم مهندسی شده می‌تواند همراه با کریسپر باشد که مانند قیچی عمل کرده و طی تولیدمثل جنسی، باعث برش کروموزوم طبیعی شود. در این مرحله کروموزوم وحشی برای ترمیم شدن از کروموزوم مهندسی شده به عنوان قالب استفاده می‌کند و عیناً تغییرات مهندسی شده را درون کروموزوم وحشی پیاده‌سازی می‌کند. به این ترتیب درایوژنی طی نسل‌ها منتقل شده و باعث اعمال تغییرات مورد نظر درون کروموزوم‌های وحشی می‌گردد (۱۸). درایوهای ژنی می‌توانند خودشان را در طبیعت تثبیت کنند و چیزی که آن‌ها



شکل-۱. تصویری از وراثت جاندارن متأثر از درایوهای ژنی و گسترش سریع این المنت‌ها بین سویه‌های هدف (۱).

این بودجه ۳.۳ میلیون دلار به Jennifer Doudna، برنده جایزه نوبل در حوزه ویرایش ژنی، اختصاص یافت تا در خصوص روندهای مقابله‌ای با مخاطرات کریسپر، فعالیت نماید. بخشی از این بودجه نیز به دکتر Omar Akbari اختصاص یافت تا به دنبال توسعه سیستم‌های درایو ژنی قوی و برگشت‌پذیر برای کنترل جمعیت پشه آئدس باشد تا در محیط‌های طبیعی شبیه‌سازی شده آزمایش گردد. در همین راستا حمایت‌های دارپا به تیمی در MIT به رهبری دکتر Kevin Esvelt برای مطالعه درایو‌هایی که می‌توانند بروز تغییرات ژنتیکی را در جمعیتی از ارگانسیم‌ها مانند پشه‌ها یا موش‌ها کنترل کند، تعلق گرفت (۱،۲۰). علاوه بر این، گروه ETC به عنوان یک سازمان دیده‌بان زیست فناوری، درایوهای ژنی را به عنوان بمب‌های ژنی معرفی کرده و نگرانی خود را در خصوص هدف قرار دادن میکروبیوم انسان یا منابع غذایی با استفاده از سلاح‌های زیستی مبتنی بر درایوهای ژنی اعلام کرده است. Bill Gates نیز در گردهمایی برتر علمی آمریکا در تاریخ ۱۴ فوریه ۲۰۲۰، از هوش مصنوعی و ویرایش ژنی به عنوان فناوری‌های موثر بر سلامت انسان، نام برد و از تحقیقات موثری که با حمایت مستقیم موسسه خودش به منظور کنترل بیماری مالاریا انجام شده است، یاد کرد؛ در این تحقیقات با درایوهای ژنی توانسته‌اند روی پشه آنوفل تاثیر گذاشته و سبب انقراض و جلوگیری از تکثیر آن‌ها شوند و بالطبع واسط بیماری مالاریا که آن را به انسان منتقل می‌کند را از بین ببرند. به همین دلیل در تعریفی دیگر از فناوری درایوهای ژنی، این فناوری به عنوان فناوری انقضای، معرفی شده است (۱۷).

لازم به ذکر است که اثرات مثبت ترکیب درایوژنی با فناوری ویرایش ژن در سلامت انسان، غیرقابل انکار است، اما تعداد قابل توجهی از عوارض جانبی چه در حوزه اخلاقی و چه در حوزه سلامت جسمانی افراد، برای این کار در نظر گرفته شده است. انجام

را از همتایان خودشان متمایز می‌سازد این است که آن‌ها مستقیماً وارد ژنوم جاندار شده و ژنتیک را تحت تاثیر قرار می‌دهند. اثرات درایوهای ژنی در سرکوب یک جمعیت یا تغییر رفتار آن‌ها شدیدتر است، بعد از ورود به جاندار زنده تا مدت‌های طولانی عملکرد دارند و طی نسل‌ها بدون نیاز به پشتیبانی و شارژ شدن به ارث می‌رسند، پراکنش آن‌ها توسط موجودات حامل به راحتی انجام می‌گیرد و با درصد بالایی منحصرأ گونه‌ای را تحت تاثیر قرار می‌دهند که برای آن توسعه پیدا کرده‌اند. درایوژنی را تنها می‌توان درون جاندارانی که تولیدمثل جنسی دارند توسعه داد و نمی‌توان آن‌ها را درون باکتری‌ها، ویروس‌ها و برخی از گیاهان قرار داد. جاندارانی که دوره تولیدمثلی کوتاه‌تری دارند برای حمل کردن درایوهای ژنی نسبت به جاندارانی که بازه تولیدمثلی طولانی‌تری دارند مناسب‌تر می‌باشند، از این‌رو حشرات نسبت به پستانداران ترجیح داده می‌شوند. از طرفی جاندارانی که به‌صورت گروهی زندگی می‌کنند کاندیدهای مناسب‌تری برای دربرگرفتن درایوهای ژنی می‌باشند (۸).

### درايوژنی و امنيت زیستی

سلامت انسان و اثرات زیست محیطی مهمترین فاکتورهایی هستند که باید در تعیین محدودیت‌های استفاده از درایوژنی در نظر گرفته شوند (۱۹). ارتش و سازمان‌های اطلاعاتی تعداد زیادی از کشورها، نگرانی خود را از گسترش کنترل نشده کریسپر ابراز کرده‌اند به‌طوری‌که در سال ۲۰۱۸، James Clapper، مدیر اطلاعات ملی ایالات متحده، برای اولین بار ویرایش ژنوم را به عنوان یک سلاح بالقوه کشتار جمعی مطرح کرد و دارپا برنامه‌ای به نام ژن‌های ایمن را تعریف کرد که رسالتش حمایت از راه‌های دفاعی در برابر سلاح‌های مهندسی ژنتیکی شده، بود. ۶۵ میلیون دلار کمک مالی به این طرح اختصاص داده شد و ارتش آمریکا به بزرگترین منبع پول برای تحقیقات حوزه کریسپر مبدل گردید. از

خطر افتادن موجودات زنده و سیستم طبیعت گردد (۲۳،۲۴). پیاده‌سازی فناوری کریسپر درون جنین‌های انسانی و بررسی نتایج آزمایشات حاصله، این امید را درون محققان زنده کرد که درایوژنی می‌تواند درون جسم انسان‌ها عملکرد داشته باشد و منجر به تغییر جمعیت انسانی در مقیاس وسیع و در مدت زمانی بالغ بر چندین دهه بشود. اما همچنان رخ دادن جهش‌های ناخواسته به واسطه کریسپر می‌تواند دردسرساز باشد و قبل از آنکه حضور آن‌ها تشخیص داده شود، طی نسل‌ها منتقل شده و جمعیت انسانی هدف را متاثر سازد (۱۷،۲۵).

یکی از اولین آزمایشات و تحقیقاتی که از ترکیب فناوری کریسپر و درایوژنی بهره برد، ایجاد مقاومت در برابر ویروس زیکا درون پشه‌های وحشی ناقل این میکروب بود. همچنین آزمایشات زیادی در مورد درایوهای ژنی کریسپری و شته‌های ناقل مالاریا انجام شده که حداقل در تئوری اثبات می‌کند درایوژنی در صورت رهاسازی میان جمعیت وحشی پشه‌های هدف، می‌تواند به طور کامل این پشه‌ها را دستخوش تغییر کرده و مانع انتقال مالاریا شود (۱۷). همچنین اخیراً یک سیستم درایو ژن مبتنی بر کریسپر-Cas9 برای تولید یک دروزوفیلا هموزیگوت که حاوی جهش از دست دادن عملکرد است، توسعه یافته است (۱۳). استفاده از آفت کش‌ها و رهاسازی حشرات عقیم در محیط طبیعی راهکارهای متداول برای کنترل حشرات آسیب‌زا به مزارع کشاورزی هستند اما این روش‌ها صرفه اقتصادی ندارند. درایوهای ژنی می‌توانند برای کنترل آفات مزارع و از بین بردن حشرات و جوندگان دردسرساز و حتی مگس میوه، استفاده شوند. این‌ها معمولاً ژن‌های حیاتی در ماده‌ها را هدف قرار می‌دهند تا ژن ویرایش شده از والد ماده و ژن وحشی از والد نر به نسل بعد منتقل شود (۲۶). با درایوژنی می‌توان حشره را به طور کامل از بین برد، مقاومت آن را در برابر حشره کش‌ها کاهش داد و یا ویژگی‌هایش را طوری دستکاری کرد که تمایزش به محصولات زراعی از بین برود. پشه بیش از هر موجود دیگری روی زمین باعث رنج انسان می‌شود و درایوهای ژنی مبتنی بر کریسپر ممکن است بهترین سلاحی باشند که ما در برابر تهدید پشه‌ها داریم. همچنین درایوها می‌توانند از پشه به عنوان یک وسیله نقلیه استفاده کرده و به کمک آن خودشان را به اهداف انسانی، گیاهی و حیوانی برسانند، در این حالت پشه، جاندار هدف را آلوده کرده و درایوها را به جسم وی وارد می‌نماید (۵). جدای از حشرات، کنترل موش‌ها و پستانداران مودی نیز هدف عمل و طراحی درایوهای ژنی می‌باشد (۲۷،۲۸).

در سال ۲۰۱۵ دانشمندان با موفقیت ۹۷ درصدی توانستند از ترکیب فناوری کریسپر و درایوهای ژنی برای هدایت ژنی خاص به رنگدانه‌ای اختصاصی در ژنوم مگس استفاده کنند، در نتیجه مگس‌های ویرایش شده‌ای زاده شد که به جای رنگ زرد قهوه‌ای معمول گونه، به رنگ زرد روشن بودند. شش ماه بعد همان تیم نتایجی را در مورد پشه‌ها گزارش کرد که حاصل از دستکاری ژنی

تحقیقات درون آزمایشگاهی روی درایوژنی و حاملان متداول آن‌ها در تعدادی از کشورها مانند اسکاتلند کاملاً قانونی بوده و با قوانین مدونی کنترل می‌شود و اعتقاد محققین بر این است که قبل از قرار دادن درایوژنی در فهرست تهدیدات، باید تحقیقات گسترده‌ای روی آن‌ها انجام گرفته، نتایج طبقه‌بندی شوند و هر حامل بر اساس ویژگی‌های منحصر به فردی که دارد از نظر محسوب شدن به عنوان یک تهدید زیستی، رتبه بندی گردد (۸).

### کاربردهای متداول درایوژنی

درایوها قادرند یک نسخه ویرایش شده از ژن را درون سلول‌های زنده، با نسخه طبیعی همان ژن جایگزین کنند که این تغییر می‌تواند طی نسل‌ها به فرزندان منتقل گردد. جاندار ویرایش شده توسط درایوژنی، توانایی جفت‌گیری با جاندار طبیعی را دارد، لذا فرزندان حاصله حاوی نسخه تغییر یافته هم می‌شوند. به این ترتیب با درایوهای ژنی می‌توان هر صفتی که تاکنون شناخته شده است را دستکاری کرد و طی مدت زمان مشخصی یک گونه جانوری یا گیاهی را کاملاً تغییر داد (۲). درایوهای ژنی قابلیت حفاظت و نجات گونه‌های در معرض خطر را دارند، به عنوان مثال در خصوص پرندگان ساکن هاوایی که به شدت تحت تاثیر مالاریای پرنده‌ای قرار دارند؛ با درایوژنی می‌توان جمعیت پشه‌های ناقل این میکروب را کاهش داد. به جز حشرات، برخی از پستانداران مانند موش خانگی را نیز می‌توان تحت تاثیر درایوهای ژنی قرار داد. حوزه دیگری که درایوژنی به شدت می‌تواند در آن عرض اندام کند، حوزه کشاورزی و دخالت در ژنوم گیاهان زراعی می‌باشد. با همه این‌ها قابل توجه‌ترین و مهم‌ترین کاربرد درایوهای ژنی، حضور آن‌ها در حوزه سلامت عمومی و پزشکی است؛ با استفاده از درایوهای ژنی قرار داده شده در ژنوم حشراتی چون ناقل بیماری‌های تب دنگو، زیکا، تب زرد و مالاریا، می‌توان تا حدودی این عارضه‌ها را تحت کنترل درآورد (۲۱).

درایوها را می‌توان طوری برنامه‌ریزی کرد که خود ناقل بیماری از بین نرود بلکه تنها توانایی بیماری‌زایی‌اش را از دست بدهد (۱۲). به این ترتیب درایوهای ژنی می‌توانند به ما کمک کنند تا مشکلات جهانی در کشاورزی، حفاظت و سلامت انسان را به روشی هدفمندتر از رویکردهای قبلی بررسی کنیم. از دیگر کاربردهای آن‌ها می‌توان به ایجاد مقاومت ژنتیکی به علف‌کش‌ها و آفت‌کش‌ها، افزایش تنوع زیستی با کنترل و یا از بین بردن گونه‌های مهاجم مانند موش و از بین بردن بیماری‌های عفونی اشاره کرد (۱۸،۲۲). درایوهای ژنی می‌توانند از بیماری‌های انسانی و حیوانی جلوگیری کرده، ارزش غذایی محصولات کشاورزی را افزایش داده، امنیت غذایی را تامین کنند، از گونه‌های در معرض خطر محافظت نمایند، آلودگی و سمیت را کاهش داده، اکوسیستم را در اختیار بگیرند و اثرات مستقیمی روی تغییرات آب و هوایی داشته باشند. اما با همه این مزایا، به‌کارگیری آن‌ها با ریسک همراه است و می‌تواند باعث به

کریسپری کد گذاری شده درون ویروس است. البته در صورت تسلیحاتی شدن، HEGAA می‌تواند قابلیت انتقال بالایی به گونه‌های زراعی به ویژه در جایی که از حشرات به عنوان وسیله انتقال استفاده می‌شود، داشته باشد. اگر این امر به عنوان یک هنجار جهانی برای تأمین مالی پروژه‌هایی که چنین جهت‌گیری‌های بالقوه خطرناکی دارند پذیرفته شود، قوی‌ترین شیوه‌ها و قوانین که برای بیش از ۵۰ سال به حفظ جهان در برابر استفاده از سلاح‌های زیستی ویرانگر کمک کرده‌اند، ممکن است به طور جدی تضعیف شوند (۲۹).

### مخاطرات درایوژنی

درايوهای ژني تسليحاتی شده در کنار دستکاری پاتوژن‌ها به نمونه‌های خطرناکتر، حذف میکروبیوم و ژن درمانی هدفمند، می‌توانند به سهولت یک ژن مضر را درون یک جمعیت شایع کنند، حشرات بی‌ضرر را به ناقلین بیماری‌های خطرناک تبدیل کنند، دامنه بیماری‌زایی آن‌ها را افزایش دهند، دامنه اکولوژیکی بیماری را به واسطه حشرات خاصی گسترش دهند و به‌طور خاص حشرات یک ناحیه، مثلاً گرده افشانان را تحت تاثیر قرار بدهند. به این ترتیب می‌توان به صورت نامحسوس خرابکاری‌هایی را در بخش کشاورزی و حشره‌شناسی یک کشور، پیاده‌سازی نمود (۱). سیستم‌های درایو ژنی، گسترش عناصر ژنتیکی را در میان جمعیت‌ها تسریع می‌کنند و اطمینان می‌دهند که این عناصر بیشتر از چیزی که در توارث مندلی پیش‌بینی می‌شود، به ارث می‌رسند. درایوهای ژنی هدایت شونده با RNAهای راهنما و مبتنی بر کریسپر-Cas9، می‌توانند در هر آزمایشگاهی که قادر به ساخت ارگانسیم‌های تراریخته باشد، ساخته شوند. آن‌ها پتانسیل فوق‌العاده‌ای برای رسیدگی به مشکلات جهانی در بهداشت، کشاورزی و امنیت دارند، اما به‌کارگیری آن‌ها برای تغییر جمعیت‌های وحشی خارج از آزمایشگاه باید با احتیاط زیادی انجام شود و محققان باید اطمینان حاصل کنند که این عوامل فرار نمی‌کنند. در اصل دانشمندی که در آزمایشگاه با ساختارهای درایو ژنی کار می‌کنند مسئول محصور نگه داشتن آن‌ها می‌باشند. متأسفانه گاهی مشاهده می‌شود که شرکت‌های فعال در حوزه بیوتورریسم بدون غربال کردن مشتری‌ها، ابزارهای ویرایش ژنی را در اختیار مردم قرار می‌دهند و نگران تبدیل شدن یک میکروارگانسیم غیر بیماری‌زا به یک سلاح زیستی نیستند (شکل ۲) (۱۳).

گروه "شروعی تازه" با هدف ایجاد اصلاح در جامعه و از بین بردن افراد نامطلوب شکل گرفت. افراد این گروه تعدادی از سفیدپوستان برتری طلب هستند که در نظر دارند بدون بروز رفتارهای خشونت‌آمیز و اقدامات جنگ طلبانه، توسط به‌کارگیری فناوری کریسپر و ویرایش باکتری‌های غیربیماری‌زا، سلاح زیستی را بسازند که اقلیت‌های جامعه را نابود کرده و در جهت رسیدن به یک جمعیت غالب سفیدپوست گام بردارند. اولین اقدام این گروه

بود که پشه‌های نسل بعدی را نسبت به آلودگی پلاسمودیوم فالسیپاروم، انگل مسئول عفونت مالاریا، مقاوم می‌کرد. میزان موفقیت آزمایشات در پشه‌هایی که این ژن جدید روی آن‌ها آزمایش شده بود، ۹۹/۵ درصد نشان داده شد. در آزمایشی دیگر در بریتانیا، ژنی به‌واسطه درایوهای ژنی در میان جمعیت پشه‌ها منتقل شد که ماده‌ها را عقیم می‌کرد و می‌توانست به جای ریشه کن کردن مالاریا، با تغییر ژنتیکی پشه‌های ناقل این بیماری، ابزاری ارائه دهد که کل جمعیت انتقال دهنده را با ممانعت از تولید مثل از بین ببرد. اگر این ژن دستکاری شده در جمعیت پشه‌های وحشی باقی بماند در نهایت ممکن است منجر به نابودی کامل گونه مورد نظر گردد (۵). متداول‌ترین مسیرها برای سرکوب رشد تهاجمی و تولیدمثل بی‌رویه علف‌های هرز در مزارع کشاورزی استفاده از مواد شیمیایی برای نابودی آن‌ها و حذف مکانیکی این گیاهان غیرمفید می‌باشد. استفاده از علف‌کش‌ها علاوه بر وارد آوردن خسارات زیست محیطی ممکن است امنیت غذایی را به خطر انداخته و مستقیماً اثرات منفی روی سلامت کشاورز مانند ایجاد اختلالات تنفسی و پوستی بگذارد، همچنین با حذف مکانیکی احتمال از بین رفتن بخشی از محصولات هدف افزایش می‌یابد. کاربرد برجسته دیگر درایوهای ژنی برای کنترل علف‌های هرز از دو رویکرد پیروی می‌کند؛ ایجاد تغییر در ژنوم علف‌ها به نوعی که به طور کامل از بین بروند یا ایجاد تغییراتی که منجر به کاهش پایداری محیطی آن‌ها بشوند (۲۸).

در حال حاضر سرعت و انعطاف پذیری این رویکردهای ویرایشی محدود است، زیرا کروموزوم‌های اصلاح شده به صورت عمودی از نسلی به نسل دیگر ارث می‌رسند. در تلاشی برای حذف این محدودیت، یک برنامه تحقیقاتی توسط آژانس پروژه‌های تحقیقاتی پیشرفته دفاعی ایالات متحده (دارپا) با هدف پراکندگی ویروس‌های عفونی اصلاح شده ژنتیکی که برای ویرایش کروموزوم‌های محصول خاصی به طور مستقیم در مزارع مهندسی شده‌اند، در حال انجام است. این مهندسی ژنتیک بر مبنای انتقال افقی است نه وراثت عمودی. این برنامه تصریح می‌کند که وسیله گسترش انتقال افقی عامل تغییر ژنتیکی یافته یا HEGAA (Agents Alteration Horizontal Environmental Genetic) ویروسی به محیط، باید مبتنی بر حشرات باشد. طبق گزارش‌ها، گیاهان ذرت و گوجه‌فرنگی هدف آزمایش‌های فعلی می‌باشند و حشراتی چون مگس‌های سفید و شته‌ها نیز در دستور کار قرار دارند. مناسب‌ترین کاندید برای توسعه HEGAAها سیستم‌های کریسپری مهندسی شده‌ای هستند که بتوانند بخشی از یک ویروس بشوند. هدف این سیستم، استفاده از یک ویروس اصلاح شده ژنتیکی برای انجام ویرایش ژنی در محصولات کاشته شده و حاضر در مزارع، توسط حشرات حامل ویروس خواهد بود. اظهارات متعددی که توسط دارپا و محققین مرتبط با این پروژه ارائه شده، نشان می‌دهد بخش اصلی همه برنامه‌ها، ویرایش کروموزومی گیاه توسط پروتئین‌های



شکل-۲. خطرات زیستی ناشی از به‌کارگیری فناوری ویرایش ژنوم (۱).

جمعیت وحشی و اکوسیستم دارند، خیلی زود از بین خواهند رفت. اما زمانی که با برنامه قبلی اقدام به رهاسازی آن‌ها شود، اتفاقات کاملاً متفاوتی رخ خواهد داد (۳۰). فناوری درایوژنی می‌تواند به مهندسان زیستی اجازه دهد ژن‌های جدید و ویژگی‌های حاصل از آن‌ها را با سرعت فوق‌العاده بالا به جمعیت‌های وحشی ساکن طبیعت وارد کرده و باعث به ارث رسیدن این صفات به طرز غیرقابل‌کنترلی به نسل‌های بعدی شوند (۵). به عنوان مثال تطبیق فناوری درایو ژنی برای کنترل حشره ناقل مالاریای انسانی نیازمند توسعه یک سیستم درایوژنی مبتنی بر اندونوکلئاز است که با توانایی پشه‌ها برای انتقال بیماری تداخل ایجاد کند. این امر می‌تواند با جلوگیری از توسعه انگل یا با کاهش توانایی تولیدمثلی حشره ناقل به دست آید (۱۷).

با صرف نظر از اهداف سوء افراد در جهت استفاده از فناوری کریسپر و توسعه درایوهای ژنی، گاهی اوقات دانشمندی که در چهارچوب‌ها و طبق قوانین نظارتی کار می‌کنند نیز ممکن است ناخواسته باعث رقم خوردن اتفاقات ناگوار و مشارکت در جنگ‌های زیستی شوند؛ مثلاً انتشار سهوی یک میکروارگانیسم دستکاری شده در طبیعت یا علنی کردن نتایج تحقیقاتی که با اهداف بشردوستانه انجام گرفته است. تعدادی از گروه‌های طرفدار محیط زیست و مخالف با این فناوری، نگران اثرات درایوهای ژن روی گونه‌هایی هستند که اکوسیستم به شدت به آن‌ها وابسته است و تغییر این گونه‌ها می‌تواند به راحتی اجزای یک اکوسیستم را مختل کند. در همین راستا گزارشی از رها شدن پشه‌های درایوژنی در طبیعت منتشر شد که مربوط به دزدی کارت ورود به آزمایشگاه از یک محقق فعال در حوزه درایوهای ژنی که قصد داشت پشه‌های ناقل مالاریا را برای توقف این بیماری اصلاح کند، بود. شخصی که کارت را دزدیده بود به آزمایشگاه محل نگهداری پشه‌ها وارد شد و عمداً تعدادی از آن‌ها را در طبیعت رها کرد. علنی شدن این اخبار نگرانی تعداد قابل‌توجهی از دانشمندان و سیاست‌مداران را

تولید سم کشنده بوتولینیوم در اثر دستکاری ایکولای بود که مواد اولیه این اقدام را از یکی از همان شرکت‌هایی تامین کردند که حین فروش محصولات، مشتری‌ها و اهدافشان را غربال نمی‌کنند. اقدام بعدی آن‌ها پرورش سویه‌ای دیگر از ایکولای بود که بتواند سم شیگا را بیشتر از حد معمول تولید کند. این سویه به دلیل انتشار توسط آب و مواد غذایی می‌تواند باعث مسمومیت گسترده شود. هدف این گروه از افزایش بیان سم شیگا این است که مواد غذایی و نوشیدنی‌های رستوران‌های واقع در محله‌هایی که اقلیت‌های جامعه در آنجا ساکن هستند را آلوده کرده و به این ترتیب افراد مورد نظر از جامعه حذف شوند. به این ترتیب در اختیار در آوردن درایوهای ژنی توسط انجمن‌هایی این چنین در جهت اعمال اصلاح نژادی دور از ذهن نخواهد بود. آکادمی ملی علوم، مهندسی و پزشکی آمریکا یا NASEM (National Academies of Sciences, Engineering, and Medicine) در سال ۲۰۱۸ گزارشی را مبنی بر کاربردهای فناوری زیستی در توسعه سلاح‌های زیستی منتشر کرد که در این گزارش تأثیرات منفی درایوهای ژنی روی سلامت انسان‌ها در یک بازه کوتاه، بسیار ناچیز برشمرده شد اما همانطور که انسان نیز تولیدمثل جنسی دارد، اگر حملاتی با اهداف دراز مدت طراحی شود، مثلاً برای تحت تأثیر قرار دادن سه نسل آینده، درایوها می‌توانند به انجام شدن این حملات کمک کنند (۱). آدنووایروس‌های مهندسی شده که توانایی نفوذ به مخاط یا شکستن سد خونی مغزی را پیدا کرده اند، ناقل‌های مناسبی برای تحویل کریسپر به شمار می‌آیند و می‌توانند در این امر دخالت کرده تا با درایوهای ژن همراه شوند. با این حال توسعه درایوهای ژنی برای منتشر کردن ژن‌های مضر بین گیاهان و جانوران یکی از تهدیدات زیستی مهم ناشی از ویرایش ژن برشمرده می‌شوند. به احتمال زیاد در مورد گیاهان، در صورتی که دانه‌های گیاهی تغییر یافته توسط درایوژنی، به صورت اتفاقی و در مقیاس خرد در طبیعت رها شوند، به دلیل برخی محدودیت‌ها و ناسازگاری‌هایی که با



نبايد تحقيقات اساسي و توسعه فناوري هايي که به نفع نوع بشر هستند را تضعيف کند، اما متأسفانه، ميزان سودمندی يا مضر بودن پيشرفت هاي علمي معمولاً قابل ارزيابي نيست (۲۳).

### راهکارهای مقابله ای با درايوهای ژني

دانشمندی که به دنبال رسيدن به درايوهای ژني مبتنی بر کريسپر هستند، صراحتاً از نياز به سنجش دقيق مخاطرات آن قبل از انجام آزمایش های بیشتر و توسعه دستورات عملی های که تضمين کند تحقيقات ایمن انجام خواهند شد، صحبت کرده اند. بهترين ضمانت برای جلوگیری از انتشار تصادفی یک درايوژني در جهان ايجاد موانع فیزیکی برای جلوگیری از بیرون آمدن ارگانيسم مورد آزمایش از محیط آزمایشگاه و ايجاد موانع اکولوژیکی بين سکونتگاه جانداران ديگر و موقعیت جغرافیایی آزمایشگاه ها می باشد. دانشمندان برای روزی که این محدودیت ها با شکست مواجه شوند هم ایده های مختلفی پيشنهاد کرده اند که از نظر تئوری قابلیت غیرفعال کردن درايوهای ژني را دارند. یکی از این روش ها، اصطلاحاً درايو معکوس نامیده می شود که در آن از یک درايوژني که مشابه پادزهر عمل می کند و قادر به اصلاح تغييرات صورت گرفته توسط درايو اصلی و بازگرداندن ژنوم به حالت اوليه اش می باشد، استفاده می گردد (۵۶). درايو معکوس باید طوری طراحی شود که بتواند تغيير ژنتیکی ايجاد شده توسط درايو اوليه را بازنویسی کرده و آن را به فرم طبیعی برگرداند. در صورت حضور هر دوی این درايوها، درايو ژني اوليه مغلوب درايو ژني معکوس می گردد. البته ايجاد آلل های مقاومتي که به طور طبیعی درون سلول بوجود می آيند نیز می تواند با اثرات درايوها، مقابله کند. راهبرد ديگر، انجام آزمایش ها در منطقه ای فاقد جمعیت وحشی سويه مورد نظر، هنگامی که درايوهای ژن مصنوعی در آزمایشگاه مطالعه می شوند و این توالی های مصنوعی در جمعیت های طبیعی یافت نمی شوند، می باشد. این راهبردها معمولاً زمانی که جداگانه به کار گرفته می شوند، آسیب پذیر هستند اما با ترکیب چند مورد از آن ها، ایمنی چند برابر خواهد شد و آزمایش های درايوژني را می توان با حداقل خطر ايجاد تغيير در جمعیت های وحشی انجام داد (۲،۱۳).

با توجه به پيشرفت دانش مربوط به درايوهای ژني، تمایل محققان برای کار کردن با آن ها روز به روز بیشتر شده و تعداد آزمایشگاه های فعال در این زمینه رشد قابل توجهی داشته است. به دنبال این امر و تعامل تعدادی از آزمایشگاه ها با هم و حتی تعامل آزمایشگاه با صنعت، درخواست هایی برای جابه جایی جانداران تحت اثر درايوهای ژني مطرح می شود ولی به دلیل نبود قوانین حمل و نقلی مختص جانداران درايوژني، احتمال رهاسازی تصادفی آن ها در طبیعت افزایش یافته است (۱،۲۰). فرار غیر عمدی جانداران حامل درايوهای ژني از آزمایشگاه و آلوده سازی جانداران وحشی ساکن در طبیعت، عدم توانایی در کنترل پراکنش درايوهای ژني بين جاندارانی که از یک گونه هستند اما شامل جمعیت هدف

برانگیخت، زیرا خفاش قهوه ای کوچک یکی از همان گونه های است که به شدت روی اکوسیستم آن ناحیه تاثیر گذار است که یکی از منابع غذایی این خفاش همین پشه ها می باشند. بیشتر نگرانی ها بابت تحت تاثیر قرار گرفتن این گونه از خفاش توسط پشه های درايوژني بود (۱،۵). مثال ديگر مربوط به مگس میوه مدیترانه ای که یکی از آفات آجیل، میوه ها و سبزیجات است و آسیب های جدی اقتصادی به بخش کشاورزی و تجارت وارد می آورد، می باشد. یکی از اهداف دانشمندان ایالات متحده و پروژه ای که توسط دولت حمایت می شود، گسترش درايوهای ژني در بين جمعیت این مگس ها برای کاهش تعداد زاد و ولد آن ها می باشد. رهبران هدایت کننده این آزمایش طی یک اقدام، قصد انتقال تعدادی از مگس های حاوی درايوهای ژن را به آزمایشگاه ديگری داشتند که برخی از مگس ها طی این انتقال کنترل نشده، فرار کردند اما خوشبختانه به دلیل موقعیت جغرافیایی آزمایشگاه و شرایط آب و هوایی محلی که مگس های اصلاح شده در آن رها شده بودند، احتمال گسترش درايوهای ژني در بين جمعیت وحشی بسیار ناچیز گزارش شد (۳۱).

ترکیب کريسپر و درايوژني می تواند منجر به ساخت ابزارهای زیستی برای القا سرطان یا بیماری های ژنتیکی که اثراتش را در نسل های بعدتر نشان خواهد داد، بشود (۵،۳۲). از آنجایی که درايوهای ژني برای گسترش به جاندارانی وابسته هستند که تولیدمثل جنسی دارند، استفاده از آن ها در حملات رعدآسا، بی اثر خواهد بود چراکه باید به تعداد زیاد و به صورت مخفیانه توسط زادوولد ناقل گسترش پیدا کنند، اما برای دولت هایی که درگیر جنگ فرسایشی هستند، می توانند مفید واقع شوند (۱). ویرایش ژنتیکی در مقیاس وسیع توسط درايوهای ژني و به دنبال آن ساخت سلاح های زیستی که با این مکانيسم عمل می کنند همچنان این ایراد را دارد که ممکن است باعث بروز فنوتیپ های ناخواسته و پیش بینی نشده ای بشود. این امر تا حدودی به دلیل اثرات خارج از هدفی است که کمپلکس کريسپر از خودش به جا می گذارد و می تواند ژن های غیر هدف را نیز دستخوش تغيير بکند. در این صورت زمام امور حتی از دست متولیان تهدید زیستی هم خارج شده و ممکن است فجایعی وحشتناک تر از حملاتی که تاکنون توسط گروهک های تروریستی رخ داده، اتفاق بیوفتد (۳۳،۳۴). بسیاری از خطرات و عوارض های جانبی فناوري های نوین، از جمله درايوهای ژني متاثر از کريسپر همچنان ناشناخته است و تعدادی از آن ها به لحاظ تئوری، احتمال به وقوع پیوستن دارند اما با قطعیت نمی توان درصد رخداد آن ها را محاسبه نمود. لذا باید جوانب احتیاط را رعایت کرد و در مورد انتقال این ابزارهای ژنتیکی از آزمایشگاه به طبیعت شتابزده عمل نکرد. درايوهای ژني با قابلیت ايجاد تغييرات ارثی در جامعه هدف، منجر به تغيير رفتار آن جمعیت نیز می شوند که این تغيير رفتار در اکثر مواقع نامطلوب تلقی شود (۲۱). توافق گسترده ای وجود دارد که نگرانی های مشروع امنیت زیستی

است (۷،۴). این روش‌ها در تعدادی از ارگانسیم‌ها مانند ملانوگاستر به اندازه کافی کارآمد نیستند اما تحقیقات مشخص کرده‌اند تحت تاثیر قرار دادن برخی از ژن‌ها مانند ژن‌های هاپلوتال توسط درایوهای ژنی که همراه چند grNA فعالیت می‌کنند می‌تواند تا حدودی راهگشا باشد و بررسی نتایج حاصل از استفاده grNAهای چندگانه در پشه آندس حاکی از اثربخشی این مسیر برای مهار آل‌های مقاومتی در این ارگانسیم می‌باشد (۳). این واقعه در اکثر فرایندهای درایوژنی رخ می‌دهد و تا حدودی می‌تواند منجر به کنترل درایوهای ژنی و ایجاد محدودیت در عملکرد آن‌ها بشود (۸). به‌کارگیری پروموت‌های مخصوص برای کاهش تشکیل آل‌های مقاومت، طراحی درایوهای ژنی را برای گونه‌های جدید دشوار کرده است. بنابراین، سامانه‌هایی که تشکیل آل‌های مقاومت را به حداقل می‌رسانند، ممکن است برای استفاده در سیستم‌های سرکوب جمعیت مورد نیاز باشند. یک راهبرد ممکن دیگر برای کاهش تشکیل آل‌های مقاومتی، حذف ترمیم‌های همولوگ می‌باشد. راه دیگر توسعه سیستم‌های سم-پادزهر است. یک مسیر برای توسعه سیستم‌های سم-پادزهر، مهندسی کردن یک آل درایو ژن بصورتی که حاوی Cas9 و grNA باشد، است تا با هدف قرار دادن ژن مورد نظر، به عنوان سم عمل کند. این درایوژن همچنین باید حاوی یک آل تحت عنوان پادزهر باشد که شامل بخشی از کد ژنتیکی ژن هدف است، اما نمی‌تواند توسط grNA مورد شناسایی قرار گیرد. این سیستم از تشکیل آل‌های مقاومتی جلوگیری می‌کند. درایوهای ژنی متداول بسیار تهاجمی هستند و زمانی که احتیاج داریم توسط آن‌ها یک جمعیت محدود و خاص، مانند ارگانسیم خاصی در یک جزیره یا یک قاره را هدف قرار دهیم، مشکل ساز خواهند بود. در مقابل، درایوهای ژنی مبتنی بر سیستم‌های سم-پادزهر قادرند محدود به جمعیت‌های خاص بمانند و به جمعیت‌های غیر هدف در مکان‌های دیگر حمله نکنند. از طرفی آن‌ها می‌توانند یک جزء حیاتی برای اصلاح جمعیت و برای استراتژی‌های سرکوب در نظر گرفته شوند (۷).

در طبقه‌بندی دیگری درایوهای ژنی به دو دسته درایوهای استاندارد و درایوهای محلی تقسیم می‌شوند. درایوهای ژنی استاندارد می‌توانند تمام جمعیت گونه هدف را در سراسر جهان تحت تاثیر قرار دهند و محدودیت‌های جغرافیایی ندارند. این دسته از درایوهای ژنی عموماً قابلیت آزمون در آزمایشگاه را ندارند و عملی شدن طرح‌های این حوزه نیاز به کسب رضایت‌های بین‌المللی دارد. این درحالی است که درایوهای ژنی محلی تنها یک جمعیت را در مقیاس جغرافیایی از پیش تعیین شده آلوده می‌کنند. درایوهای ژنی خود محدودکننده در این دسته قرار می‌گیرند که می‌توان آن‌ها را به‌واسطه محدودیت‌های دمایی و جغرافیایی تحت کنترل درآورد. دیزی درایوها (daisy drive) جزء درایوهای خود محدودکننده هستند (۲) که شامل دیزی درایوهای زنجیره‌ای (daisy chain drive) و دیزی درایوهای رشته‌ای (daisy field drive) می‌باشند. اجزاء

نمی‌شوند، عدم توانایی در متوقف کردن فعالیت آن‌ها حین آزمایش آن هم زمانی که نتایج نامطلوبی بروز می‌دهند، عدم توانایی در جمع آوری آن‌ها از طبیعت بعد از رهاسازی و عبور کنترل نشده موجودات حامل درایوهای ژنی از مرزهای جغرافیایی و ایجاد مشکلات بین‌المللی، برخی از نگرانی‌های استفاده از درایوهای ژنی می‌باشند (۸). در صورت امکان، آزمایشگاه‌ها برای تعامل با هم به جای ارسال جانداران ویرایش شده، باید ساختارهای DNA یا اطلاعات کافی برای بازسازی آن درایوژنی در مکان‌های دیگر را ارسال کنند. دستورالعمل‌هایی برای توزیع مواد باید وضع شود و بحث‌های گسترده و مداوم بین گروه‌های مختلف در مورد استفاده صحیح و مشارکت عمومی باید انجام گیرد (۱۳).

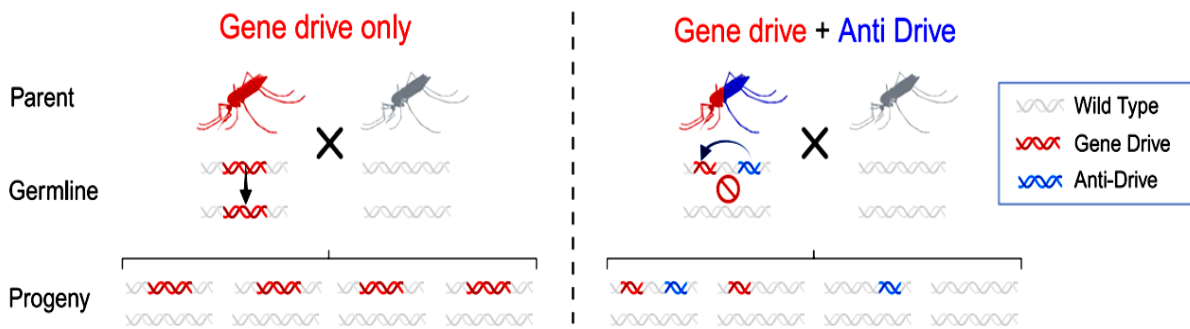
عناصر درایوژنی برای حمل محموله‌های اضافی نیز انعطاف‌پذیر بوده و این امر آن‌ها را برای استراتژی‌های اصلاح جمعیت با هدف اصلاح ناقل‌ها و ایجاد فنوتیپ‌هایی مانند مقاومت در برابر انگل، مناسب می‌سازد. امکان استفاده از کریسپر-Cas9 در پشه‌ها به جامعه علمی یادآوری کرد و ویرایش ژنوم و مهندسی نوکلئازها دیگر از نظر فنی، گلوگاهی برای مقابله با آفات و حشرات، نخواهد داشت (۱۲). برخی دیگر از راه‌ها برای تحت کنترل قرار دادن جانداران متاثر از درایوژنی شامل طراحی درایوهایی است که محدودیت‌های جغرافیایی داشته باشند و نتوانند به راحتی در سطح جهان منتشر شوند، خود محدودکننده بوده و بعد از گذشت مدت زمانی غیرفعال شوند و یا همراه با برخی المنت‌های شیمیایی توسعه یافته، ساخته شوند تا در صورت لزوم محققین بتوانند آن‌ها را از بین ببرند. اما از آنجایی که هنوز هیچ کدام از این راهبردها در طبیعت آزمون نشده‌اند، نمی‌توان درصد اثربخش بودن یا نبودن آن‌ها را بیان کرد. با رهاسازی جانداران متاثر از درایوژنی، وقوع سه سناریو خطرآفرین دور از ذهن نخواهد بود: (۱) داشتن جهانی مصنوعی که بر مبنای مهندسی ژنتیک ساخته شده است، (۲) وقوع رفتارهای مجرمانه و افزایش فعالیت‌های حوزه بیوتروریسم، (۳) آسیب گسترده به زیست بوم و رخ دادن فجایع غیرقابل کنترل در طبیعت. البته با گذشت دهه‌ها و پیشروی در تحقیقات، وقوع هر کدام از این سناریوها ممکن است تضعیف یا تقویت شود. در صورت وضع قوانین مدون و محدود کننده برای استفاده از درایوژنی در برخی از کشورها، احتمالاً شاهد خواهیم بود که دانشمندان و محققان علاقه‌مند به این حوزه به کشورهای مهاجرت کنند که قوانین سخت‌گیرانه‌ای در مورد درایوژنی ندارند. لذا بهتر است برای گرفتن تصمیمات کلی در مورد این المنت‌ها، تا حد امکان از مشارکت حداکثری کشورها بهره گرفت (۳۵،۳۶).

درایوهای ژنی مهندسی شده با یک مانع بزرگ تحت عنوان تشکیل آل‌های مقاومتی در برابر درایوها، روبرو هستند. این آل‌ها زمانی تشکیل می‌شوند که شکست ایجاد شده در ژنوم به جای ترمیم با روش HDR با روش NHEJ تعمیر شود. چندین استراتژی برای کاهش سرعت تشکیل آل‌های مقاومت از جمله استفاده از چندین grNA و پروموت‌های بهبود یافته با موفقیت آزمایش شده

زیستی شده است (۳۷). آنتی درايوها نیز المنت‌های زیستی هستند که همراه با درايوژنی استفاده شده و توانایی سرکوب کردن درايوهای ژنی، تحت کنترل درآوردن تولیدمثل جانداران هدف و جلوگیری از افت جمعیت‌های متاثر را دارند. آنتی درايوها می‌توانند Cas9 را غیرفعال کرده و طی نسل‌های متوالی، به تدریج درايوژنی را با ژن وحشی جایگزین نمایند. یکی از جالب توجه‌ترین ویژگی‌های آنتی درايوها این است که عوارض ناشی از آن‌ها تا حدودی قابل پیش‌بینی بوده و اثرات غیر هدفشان حداقلی می‌باشد (شکل ۳) (۳۵). با این همه در حال حاضر و با توجه به مطالعات منتشر شده، مناسب‌ترین روش برای مقابله با درايوهای ژنی استفاده از پروتئین‌های آنتی کریسپر، همزمان یا بعد از به کار رفتن درايوها است (۳۸). جدای از تحت کنترل درآوردن ویرایش ژنی توسط آنتی کریسپرها و کاربردهایی که می‌توانند در حوزه درمان و پزشکی داشته باشند، می‌توان از آنتی کریسپرها در حوزه پدافندی برای مقابله با حملات پیش‌بینی نشده‌ای که از راه کریسپر و درايوهای ژنی وارد می‌شوند، بهره لازم را برد (۶). گفتنی است سرمایه گذاری پنتاگون برای شناخت هرچه بیشتر سیستم‌های آنتی کریسپری احتمالاً به دلیل پتانسیل بالای آن در کنترل حملات زیستی و توسعه زیرساخت‌های پدافندی کشورش می‌باشد (۲۰). از طرفی از آنجایی که توالی ژنومی یک درايوژنی در طبیعت وجود ندارد، می‌توان حضور آن را در یک جمعیت وحشی بواسطه توالی یابی ژن‌ها فهمید، اما این تشخیص نیازمند نظارت‌های طولانی مدت بر گونه‌هایی است که امکان در معرض قرار گرفتن را دارند (۱).

در دیزی درايوهای زنجیره‌ای به گونه‌ای در کنار یکدیگر چیده شده‌اند که هر جزء ضامن ارث رسیدن جزء کناری‌اش می‌باشد، پراکندگی دیزی درايوها در طبیعت نیز بر اساس همین اصل اتفاق می‌افتد. جزئی که در انتهای‌ترین زنجیره قرار گرفته این ویژگی را ندارد و در هر نسل تعدادش نصف می‌شود، این نصف شدن تا زمانی ادامه دارد که کل سیستم دیزی درايو زنجیره‌ای از کار بیوفتد. دیزی درايوهای رشته‌ای نیز رفتار مشابهی دارند و طی هر نسل نیمی از اجزاء و المنت‌های ژنتیکی شان را از دست می‌دهند تا در نهایت کل سیستم دیزی از کار بیوفتد. درايوهای ژنی این ایراد را دارند که در صورت رهاسازی در طبیعت، به طرز غیرقابل کنترلی تا آلوده‌سازی تمام افراد گونه هدف در سراسر دنیا پیشروی می‌کنند. از نظر تئوری، دیزی درايوها راه حلی برای این مشکل محسوب می‌شوند زیرا آن‌ها خود محدودکننده هستند و بعد از گذشت مدت زمانی بعد از رهاسازی خود به خود متوقف شده و جمعیت به حالت اولیه خودش باز می‌گردد. از همین رو اثرات و عوارض جانبی این نوع از درايوها قابل پیش‌بینی و پیشگیری خواهد بود. این ویژگی باعث شده که آن‌ها نتوانند از محدوده جغرافیایی تعیین شده برای رهاسازی، فراتر روند. دیزی درايوها دو امکان را برای محققین فراهم آورده‌اند: ایجاد حداقل تغییرات برای حل مشکلات و اعمال این تغییرات در مقیاس کوچک (۹).

با گسترش فناوری ویرایش ژنی مبتنی بر کریسپر، مخاطرات این فناوری و فناوری‌های توسعه یافته با آن، روز به روز گسترش یافته و سبب بروز مخاطرات جدی برای سلامت انسان و امنیت



شکل-۳. نحوه غیرفعال کردن درايوژنی توسط آنتی درايوها (۳۵).

فناوری و نقش موثری که می‌تواند در حوزه سلامت و کشاورزی داشته باشد، به دلیل توانایی بالای پراکنش و تحت تاثیر قرار دادن تمام جمعیت یک گونه مشخص، یکی از مناسب‌ترین کاندیداها برای ساخت بمب‌های ژنی (زیستی) و وارد آوردن حملات بیوتورویسی می‌باشد. تغییرات ایجاد شده توسط درايوهای ژنی می‌توانند در جاندارانی که بازه تولیدمثل کوتاهی دارند، مانند پشه‌ها و مگس‌ها، به سرعت به نسل بعد منتقل شده و اثرات مشهودی برجای بگذارند، اما کاربرد آن‌ها در پستانداران، از جمله انسان‌ها

### نتیجه‌گیری

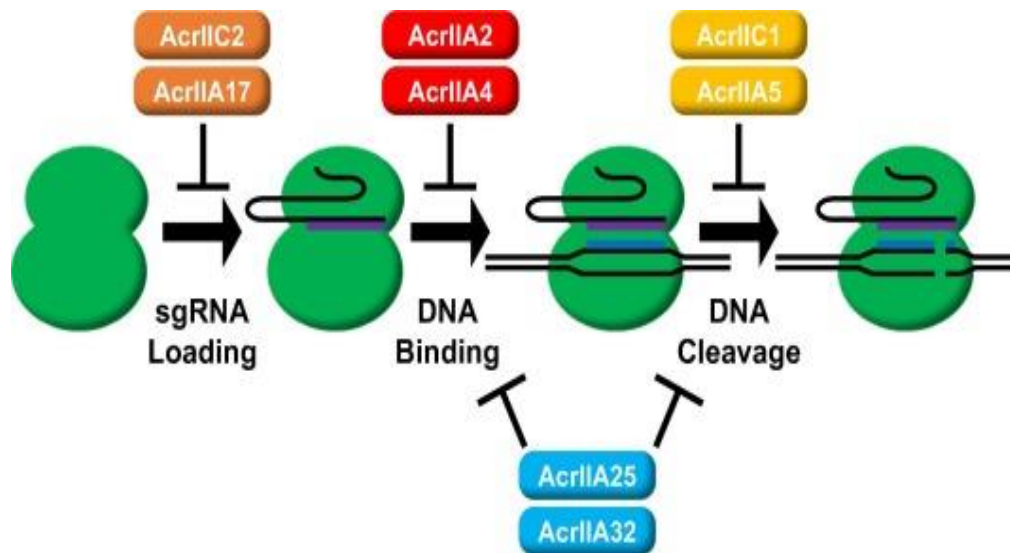
پیشرفت در ساخت و توسعه درايوهای ژنی در دهه اخیر و بعد از معرفی شدن فناوری ویرایش ژنی مبتنی بر کریسپر سرعت بالایی گرفته است که در وهله اول هدف آن تحت کنترل درآوردن بیماری‌های منتقله توسط حشراتی چون پشه آنوفل و پشه آندس می‌باشد. علاوه بر کنترل بیماری‌ها، از بین بردن آفات مزارع کشاورزی و حشرات مودی نیز در دستور کار محققین فعال در حوزه درايوهای ژنی می‌باشد. اما جدای از کاربردهای بشردوستانه این

مختلفی در خصوص احتمال دستکاری ژنتیکی بودن کروناویروس جدید مطرح شده است (۳۹). با توجه به اینکه درایوهای ژنی مبتنی بر فناوری کریسپر، طراحی و توسعه می‌یابند، در نتیجه یکی از راهبردهای مقابله‌ای برای آن، آنتی کریسپر یا Acr (Anti-CRISPR) است. اولین بار آنتی کریسپرها پروتئینی در سال ۲۰۱۳ توسط یک دانشجوی دکتری در دانشگاه تورنتو کانادا به نام Joe Bindy-Denomy کشف شدند (۴۰). اغلب آنتی کریسپرها از جنس پروتئین هستند، اما امروزه نمونه‌های غیرپروتئینی نیز شناسایی شده است که می‌توانند از جنس اسیدنوکلئیک، پپتید، مولکول‌های کوچک و پپتیدنوکلئیک اسید یا PNA باشند. این المنت‌ها از سه طریق می‌توانند فعالیت کمپلکس کریسپری را متوقف کنند: (۱) تداخل در بارگذاری sgRNA، (۲) انسداد در اتصال DNA و (۳) ممانعت در شکستن و هضم DNA (شکل ۴). برای این اساس لازم است در مراکز تحقیقات نظامی، با راه‌اندازی و توسعه فناوری‌های آینده‌داری همچون درایوژنی و ویرایش ژنی، ضمن استفاده کاربردی از این فناوری به منظور توسعه صنعت زیست فناوری، راهبردهای مقابله با مخاطرات آن نیز مورد بررسی و رصد قرار گیرد.

عموما در جنگ‌های فرسایشی و اصلاح نژادی خواهد بود. اصلی‌ترین نگرانی حال حاضر دانشمندان و سیاست‌مداران از توسعه درایوهای ژنی خارج از آزمایشگاه‌های زیستی، انجام شدن خرابکاری‌ها در حوزه کشاورزی و اقتصاد، محیط زیست و تغییر عمده یا سهوی یک گونه جانوری و گیاهی می‌باشد. درایوهای ژنی می‌توانند به صورت کنترل نشده‌ای رفتار کنند، اثرات غیرقابل پیش‌بینی روی جانداران بگذارند و بدون توجه به مرزهای جغرافیایی در مناطق مختلفی گسترش یابند؛ البته توسعه درایو معکوس، دیزی درایوها و آنتی کریسپرها تا حدودی توانسته بر این مشکلات غلبه کند اما همچنان رهاسازی درایوهای ژنی در طبیعت پیشنهاد نمی‌شود و عموم دانشمندان خواستار وضع قوانین محدودکننده برای استفاده از این المنت‌های زیستی می‌باشند.

#### نکات بالینی کاربردی برای جوامع نظامی

- کاربرد بالینی - نظامی این فناوری نوظهور و شالوده شکن را باید در حوزه دفاع زیستی و تعیین راهبردهای پدافندی جهت مقابله با خطرات احتمالی این فناوری در آینده تفسیر کرد، تا دچار غافلگیری فناوری نشویم. متأسفانه این غافلگیری در پاندمی کووید-۱۹ به جامعه علمی اثبات شد و نظریه‌های



شکل-۴. نحوه غیرفعال شدن کمپلکس کریسپری توسط آنتی کریسپرها (۴۱).

نویسندگان مراتب سپاس و قدردانی خود را از همکاری مسئولین این دانشگاه ابراز می‌دارند.

**تضاد منافع:** نویسندگان تصریح می‌کنند که هیچ‌گونه تضاد منافی در مطالعه حاضر وجود ندارد.

**تشکر و قدردانی:** این مقاله در راستای رصد فناوری‌های نوین در پژوهش‌های علوم و فناوری زیستی دانشگاه صنعتی مالک اشتر، صورت گرفته است. این تحقیق فاقد فعالیت آزمایشگاهی بوده و کد پژوهشی آن به شماره ۳۰۳۳۲۲۰۱۱۰۰۳ در معاونت پژوهش دانشگاه صنعتی مالک اشتر ثبت شده است. بدین وسیله

## منابع

1. Kirkpatrick J, Koblenz GD, Palmer MJ, Perello E, Relman DA, Denton SW. *Editing biosecurity: needs and strategies for governing genome editing*. George Mason University; 2018.
2. Min J, Smidler AL, Najjar D, Esvelt KM. Harnessing gene drive. *Journal of Responsible Innovation*. 2018;5(sup1):S40-65. doi:10.1080/23299460.2017.1415586
3. Anderson MA, Gonzalez E, Edgington MP, Ang JX, Purusothaman DK, Shackleford L, et al. A multiplexed, confinable CRISPR/Cas9 gene drive can propagate in caged *Aedes aegypti* populations. *Nature Communications*. 2024;15(1):729. doi:10.1038/s41467-024-44956-2
4. Bier E. Gene drives gaining speed. *Nature Reviews Genetics*. 2022;23(1):5-22. doi:10.1038/s41576-021-00386-0
5. Doudna J, Sternberg S. *A crack in creation: The new power to control evolution*. Random House; 2017.
6. Champer J, Yang E, Lee E, Liu J, Clark AG, Messer PW. A CRISPR homing gene drive targeting a haplolethal gene removes resistance alleles and successfully spreads through a cage population. *Proceedings of the National Academy of Sciences*. 2020;117(39):24377-83. doi:10.1073/pnas.2004373117
7. Champer J, Lee E, Yang E, Liu C, Clark AG, Messer PW. A toxin-antidote CRISPR gene drive system for regional population modification. *Nature Communications*. 2020;11(1):1082. doi:10.1038/s41467-020-14960-3
8. Deplazes-Zemp A, Grossniklaus U, Lefort F, Müller P, Romeis J, Rügsegger A, et al. Gene drives: benefits, risks, and possible applications. *Swiss Academies Factsheet*. 2020;15(4):1-7. doi:10.5167/uzh-195859
9. McFarlane GR, Whitelaw CB, Lillico SG. Gene drive: Past, present and future roads to vertebrate biocontrol. *Applied Biosciences*. 2023;2(1):52-70. doi:10.3390/applbiosci2010006
10. Jia N, Patel DJ. Structure-based functional mechanisms and biotechnology applications of anti-CRISPR proteins. *Nature Reviews Molecular Cell Biology*. 2021;22(8):563-79. doi:10.1038/s41580-021-00371-9
11. Sanz Juste S, Okamoto EM, Nguyen C, Feng X, López Del Amo V. Next-generation CRISPR gene-drive systems using Cas12a nuclease. *Nature Communications*. 2023;14(1):6388. doi:10.1038/s41467-023-42183-9
12. Hammond A, Galizi R, Kyrou K, Simoni A, Siniscalchi C, Katsanos D, Gribble M, Baker D, Marois E, Russell S, Burt A. A CRISPR-Cas9 gene drive system targeting female reproduction in the malaria mosquito vector *Anopheles gambiae*. *Nature Biotechnology*. 2016;34(1):78-83. doi:10.1038/nbt.3439
13. Akbari OS, Bellen HJ, Bier E, Bullock SL, Burt A, Church GM, et al. Safeguarding gene drive experiments in the laboratory. *Science*. 2015;349(6251):927-9. doi:10.1126/science.aac7932
14. Garrood WT, Kranjc N, Petri K, Kim DY, Guo JA, Hammond AM, et al. Analysis of off-target effects in CRISPR-based gene drives in the human malaria mosquito. *Proceedings of the National Academy of Sciences*. 2021;118(22):e2004838117. doi:10.1073/pnas.2004838117
15. Champer J, Chung J, Lee YL, Liu C, Yang E, Wen Z, et al. Molecular safeguarding of CRISPR gene drive experiments. *Elife*. 2019;8:e41439. doi:10.7554/eLife.41439
16. Yang E, Metzloff M, Langmüller AM, Xu X, Clark AG, Messer PW, et al. A homing suppression gene drive with multiplexed gRNAs maintains high drive conversion efficiency and avoids functional resistance alleles. *G3*. 2022;12(6):jkac081. doi:10.1093/g3journal/jkac081
17. Nestor MW, Wilson RL. Beyond Mendelian genetics: Anticipatory biomedical ethics and policy implications for the use of CRISPR together with gene drive in humans. *Journal of Bioethical Inquiry*. 2020;17(1):133-44. doi:10.1007/s11673-019-09957-7
18. Termanini R. *Biomedical Defense Principles to Counter DNA Deep Hacking*. Academic Press; 2022.
19. Callies DE. The ethical landscape of gene drive research. *Bioethics*. 2019;33(9):1091-7. doi:10.1111/bioe.12640
20. Isaacson W. *The code breaker: Jennifer Doudna, gene editing, and the future of the human race*. Simon and Schuster; 2021.
21. Kormos A, Lanzaro GC, Bier E, Santos V, Nazaré L, Pinto J, et al. Ethical Considerations for Gene Drive: Challenges of Balancing Inclusion, Power and Perspectives. *Frontiers in Bioengineering and Biotechnology*. 2022;10:826727. doi:10.3389/fbioe.2022.826727
22. Islam MS, Ivanov S, Robson E, Dooley-Cullinane T, Coffey L, Doolin K, et al. Genetic similarity of biological samples to counter biohacking of DNA-sequencing functionality. *Scientific Reports*. 2019;9(1):8684. doi:10.1038/s41598-019-44995-6
23. NASEM, National Academies of Sciences Engineering and Medicine, "Gene drives on the horizon: Advancing science, navigating uncertainty, and aligning research with public values" (Technical report, National Academies of Sciences Engineering and Medicine, The National Academies Press, Washington DC, USA, 2016)
24. Scudellari M. Self-destructing mosquitoes and sterilized rodents: the promise of gene drives. *Nature*. 2019;571(7764):160-2. doi:10.1038/d41586-019-02087-5
25. Burt A. Site-specific selfish genes as tools for the control and genetic engineering of natural populations. *Proceedings of the Royal Society of London. Series B: Biological Sciences*. 2003;270(1518):921-8. doi:10.1098/rspb.2002.2319
26. Yadav AK, Butler C, Yamamoto A, Patil AA,

- Lloyd AL, Scott MJ. CRISPR/Cas9-based split homing gene drive targeting doublesex for population suppression of the global fruit pest *Drosophila suzukii*. *Proceedings of the National Academy of Sciences*. 2023;120(25):e2301525120. doi:10.1073/pnas.2301525120
27. McFarlane GR, Whitelaw CB, Lillico SG. CRISPR-based gene drives for pest control. *Trends in Biotechnology*. 2018;36(2):130-3.
28. Kumam Y, Trick HN, Vara Prasad PV, Jugulam M. Transformative Approaches for Sustainable Weed Management: The Power of Gene Drive and CRISPR-Cas9. *Genes*. 2023;14(12):2176. doi:10.3390/genes14122176
29. Reeves RG, Voeneky S, Caetano-Anollés D, Beck F, Boëte C. Agricultural research, or a new bioweapon system?. *Science*. 2018;362(6410):35-7. doi:10.1126/science.aat7664
30. National Academies of Sciences, Division on Earth, Life Studies, Committee on Genetically Engineered Crops, Past Experience, Future Prospects. *Genetically engineered crops: experiences and prospects*. National Academies Press; 2016.
31. Benedict MQ, Burt A, Capurro ML, De Barro P, Handler AM, Hayes KR, et al. Recommendations for laboratory containment and management of gene drive systems in arthropods. *Vector-Borne and Zoonotic Diseases*. 2018;18(1):2-13. doi:10.1089/vbz.2017.2121
32. Choi CQ. CRISPR meets its match. *ACS Central Science*. 2021;7(5):699-701. doi:10.1021/acscentsci.1c00427
33. Vogel KM, Ouagrham-Gormley SB. Anticipating emerging biotechnology threats: A case study of CRISPR. *Politics and the Life Sciences*. 2018;37(2):203-19. doi:10.1017/pls.2018.21
34. Ouagrham-Gormley SB, Vogel KM. The social context shaping bioweapons (non) proliferation. *Biosecurity and Bioterrorism: Biodefense Strategy, Practice, and Science*. 2010;8(1):9-24. doi:10.1089/bsp.2009.0054
35. D'Amato R, Taxiarchi C, Galardini M, Trusso A, Minuz RL, Grilli S, Somerville AG, Shittu D, Khalil AS, Galizi R, Crisanti A. Anti-CRISPR Anopheles mosquitoes inhibit gene drive spread under challenging behavioural conditions in large cages. *Nature Communications*. 2024;15(1):952. doi:10.1038/s41467-024-44907-x
36. Resnik DB, Medina RF, Gould F, Church G, Kuzma J. Genes drive organisms and slippery slopes. *Pathogens and Global Health*. 2024;118(4):348-57. doi:10.1080/20477724.2022.2160895
37. Fatollahi Arani S, Zeinoddini M. Gene editing: biosecurity challenges and risks. *Journal of Police Medicine*. 2023;12(1):1-9. doi:10.30505/12.1.9 [In Persian]
38. Marino ND, Pinilla-Redondo R, Csörgő B, Bondy-Denomy J. Anti-CRISPR protein applications: natural brakes for CRISPR-Cas technologies. *Nature Methods*. 2020;17(5):471-9. doi:10.1038/s41592-020-0771-6
39. Zeinoddini M. Reasons for the creation of the new coronavirus 2019 (SARS-CoV2): Natural mutation or genetically laboratory manipulation-point of view. *JRUMS*. 2020;19(7):749-64. doi:10.29252/jrums.19.7.749 [In Persian]
40. Forsberg KJ. Anti-CRISPR discovery: Using magnets to find needles in haystacks. *Journal of Molecular Biology*. 2023;435:167952. doi:10.1016/j.jmb.2023.167952
41. Hwang S, Maxwell KL. Diverse mechanisms of CRISPR-Cas9 inhibition by type II anti-CRISPR proteins. *Journal of Molecular Biology*. 2023;435(7):168041. doi:10.1016/j.jmb.2023.168041